Mitteilungen aus dem Botanischen Institut der Technischen Hochschule in Wien.

Herausgegeben von

Prof. Dr. Josef Weese.

Bd. XI 1934. Heft 2.

J. Weese, Eumycetes selecti exsiccati.

29. LIEFERUNG, № 701-725.

(Fortsetzung)

705. POLYPORUS NODULOSUS Fries.
(Epicris. mycol., 1838, p. 474)

Syn.: Polyporus salebrosus Lasch (Klotzsch-Rabenhorst, Herb. mycol., 1852, № 1606)

Nach Bresadola (Hymenomycetes Hungarici Kmetiani, p. 8 1897, [72])

= Polyporus radiatus (Sowerby) Fries
var. nodulosus (Fries) Bres.

(Sowerby, Engl. Fungi, II, 1799, tab. 196 sub Boletus radiatus Sow.; Fries, Systema myc., I., 1821, p. 369 sub Polyporus radiatus Fr. p. 90; Karsten, Rev. myc., III, 1881, p. 19 sub Inonotus radiatus)

Auf abgestorbenen Ästen und berindeten Stämmen von Fagus silvatica bei Karlsbrunn und bei Ludwigsthal in Schlesien, Herbst 1933 und 1934.

leg. Dr. Jos. Weese

706. PUCCINIA AROMATICA Bubák.
(Bubák apud Lindroth in Acta Soc. pro Fauna et Flora fennica, XXII, 1902, no. 1, p. 22)

Syn.: Puccinia chaerophylli Bubák (Sitzungsbericht d. Königl. böhm. Gesellschaft d. Wissenschaften Prag, 1899; math. naturw. Kl., p. 21)

Uredo - und Teleutosporen auf Blättern von Chaerophyllum aromaticum im Wäldchen bei der Schneider-Quelle am Köhlerberg bei Freudenthal, Schlesien, Sommer 1934.

leg. Dr. Jos. Weese

707. PLEOMASSARIA SIPARIA (Berk. et Br.) Sacc.
(Berkeley et Broome, Notices of british fungi, n. 625 in Annal. and Magaz. of Natur. History, 2. ser., IX, p. 321, tab. IX, Fig. 8 sub Sphaeria siparia Berk. et Br.; Saccardo, Sylloge fungor., II., 1883, p. 239 sub Pleomassaria)

Syn.: Massaria siparia (Berk. et Br.) Cesati et de Notaris (Comment. Soc. Cryptog. Ital. IV, 1863, p. 217; Tulasne, Sel. fung. carpologia II., 1863, p. 232)

Auf trockenen Zweigen von Betula alba zwischen Usti und Skalicka bei Mährisch-Weißkirchen, April 1934.

leg. Dr. Franz Petrak

708. LEPTOSTROMA CARICINELLUM Höhnel.
(Höhnel, Fungi imperfecti, № 111 in Hedwigia, 62. Bd. 1920, p. 81)

Syn.: Leptostroma caricinum Fuckel non Fries (Fuckel, Fungi rhen. № 186; Symbolae mycol., 1869, p. 256)

Auf trockenen Carex-Blättern am Aspenhübel bei Karlsbrunn, Schlesien, 8. September 1934.

leg. Dr. Josef Weese

Leptostroma caricinum Fries (Observat. mycol., II, 1818, p. 361, Taf. VII, Fig. 4 sub Xyloma caricinum Fr.; Syst. mycol., II, 1823, p. 598 sub Leptostroma) soll nach Höhnel (Hedwigia, 62. Bd., 1920, p. 81) ein ganz typisches Cryptosporium Kunze (non Saccardo) sein.

709. PSEUDOVALSA LANCIFORMIS (Fries) Cesati et de Notaris.
(Fries, Observation. mycol. II., 1818, p. 324 et Systema mycolog., II, 1823, p. 362 sub Sphaeria lanciformis Fr.; Cesati et de Notaris, Schema class. Sferiac. aschig., 1863, p. 32 sub Pseudovalsa)

Syn.: Sphaeria Betulae Schumacher (Enum. plant. Saell., II, 1803, p. 171)
Sphaeria cincta DC. (Flore franç., VI, 1815, p. 19)
Diatrype lanciformis Fries (Summa Veget. Scand., 1849, p. 385)
Sphaeria faveolaris Tulasne (Compt. rend. Acad. Scienc., Paris XXXII, 1851, p. 472 et 474)

Melanconis elliptica Peck (25. Rep. State Museum Nat. Hist., 1873, p. 102; 28. Rep. State Museum Nat. Hist., 1876, p. 87 sub Diatrype)

Auf dürren Ästen von Betula alba in Skalicka bei Mährisch-Weißkirchen, Mai 1934.

leg. Dr. Franz Petrak

Schroeter (Pilze Schles. II, 1897, p. 443) nennt den vorliegenden Pilz Pseudovalsa Betulae (Schum.) Schroet. Da Fries (Syst. myc. II, 1823, p. 362) aus einer Abbildung schließt, daß Sphaeria Betulae Schum. mit seiner Sphaeria lanciformis zusammenfällt, so wäre die von Schroeter und Traverso (Flora Ital. Crypt. Pars I, Fasc. 2, 1906, p. 309) angenommene Benennung gerechtfertigt.

710. SCHIZOTHYRELLA QUERCINA (Lib.) Thüm. (Roumeguère, Fungi gallici exs. [1880], no. 612 et Revue mycolog., II., 1880, p. 16 sub Scyzothyrium quercinum Libert in herb.; Thümen, Mycotheca univers., 1880, no. 1684 sub Schizothyrella)

Auf Blättern von Quercus robur in Ribar bei Mähr.-Weißkirchen.

leg. Dr Franz Petrak

Die Gattung Schizothyrium Libert apud Cooke (Grevillea, VIII, № 47, März 1880, p. 83), die mit Schizothyrella Thüm. zusammenfällt und von Saccardo (Syll. fung. III., 1884, p. 690) zu den Excipulaceen gestellt wurde, gehört nach Höhnel (Fragm. z. Mykologie, IX. Mitt.,

1909, № 463, p. 73 [1533]) zu den Leptostromaceen.

Übersehen wurde aber bisher, daß Roumeguère in Revue mycol., II, 1880, p. 16 und in Fungi gall. exs., no. 612 die ausdrücklich als neu bezeichnete Gattung eigentlich unter dem Namen Scyzothyrium Lib. veröffentlichte, weshalb die Priorität dieser Gattung durch Schizothyrium Desmazières (1849) nicht gestört werden würde, wenn nicht, was wohl angenommen werden kann, hier ein Druckfehler vorläge.

711. CRYPTODIAPORTHE SALICELLA (Fries) Wehmeyer: non Petrak.

(Fries, Systema mycol., II, 1823, p. 377 sub Sphaeria salicella Fries; Wehmeyer L., The genus Diaporthe and its segregates, 1933, p. 193)

Syn.: Valsaria decipiens Auerswald in Herb. Nitschke, 1863.
Diaporthe spina Fuckel (Symb. mycol., 1869, p. 210)
Diaporthe spina var. apiculata (Wint.) Rehm (Annal. mycol., VII, 1909, p. 404)
Cryptodiaporthe populina Petrak (Annales mycol., 19. Bd., 1921, p. 117
Cryptodiaporthe apiculata (Wallroth) Petrak (Annal. myc., 19. Bd., 1921, p. 177)

Auf Zweigen von Salix fragilis zwischen Usti und Skalicka bei Mährisch-Weißkirchen, April 1934.

leg. Dr. Franz Petrak.

Cryptodiaporthe salicella Petrak (Annal. myc., 19.

Bd., 1921, p. 182) ist eine andere Art, die nicht mit Sphaeria salicella Fries zusammenfällt und die Wehmeyer (l. c., p. 194) Cryptodiaporthe salicina (Currey) Wehmeyer (Currey in Transact. Linnean Soc. London, XXII. Bd., 1858, p. 157 sub Sphaeria) nennt.

Nach Wehmeyer wäre es allerdings möglich, daß Sphaeria apiculata Wallroth (Flora Crypt. Germ. II, 1833, p. 778) derselbe Pilz sei wie Cryptodiaporthe salicina (Curr.) Wehmeyer, doch wollte er diese Frage ohne Untersuchung von Originalmaterial der Wallroth'schen Art nicht entscheiden und nahm daher den Artnamen von Currey (1858) an. Da aber Sphaeria apiculata Wallroth (1833) bei Fuckel (Symb. myc., 1869, p. 115) mit Cryptodiaporthe salicina (Curr.) Wehmeyer identisch ist, so wäre wohl der ältere Wallroth'sche Namen vorzuziehen und der Pilz Cryptodiaporthe apiculata (Wallr.) zu nennen.

Cryptodiaporthe apiculata (Wallr.) im Sinne von Petrak (Annal. mycolog., 19. Bd., 1921, p. 19) ist allerdings, wie schon im Synonymieverzeichnis angegeben wurde, Cryptodiaporthe salicella (Fr.) Wehmeyer.

Winter (Rabenhorst, Kryptog.-Flora, 2. Aufl., Pilze, II. Abt., 1886, p. 589) hat Sphaeria apiculata Wallroth bei Gnomonia eingereiht. Das dort angeführte Sammlungsstück in Fuckel, Fungi rhenan. № 918 gehört zu Cryptodiaporthe salicina (Curr.) Wehmeyer.

Cryptospora populina Fuckel (Symb. mycol., 1869, p. 193) (= Cryptosporella populina Sacc. in Michelia, I, 1879, p. 506) ist auch derselbe Pilz.

Diaporthe populina (Fuckel) Höhnel in Weese, Eu-

mycetes selecti exs. № 131 gehört auch hieher und ist als Cryptodiaporthe salicina (Curr.) Wehm. oder Cryptodiaporthe apiculata (Wallroth) Weese zu bezeichnen.

712. CHAETOMIUM ELATUM Kunze.
(Schmidt J. K. u. Kunze G., Deutschlands Schwämme in getrockneten Exemplaren, 8. Lieferung, Leipzig 1818, p. 3, № 184; Greville, Scottish Crypt. Flora, IV, 1826, t. 230)

Syn.: Chaetomium atrum Link (Linné, Spec. Plant. Ed. 5, I. Bd., 1824, p. 40)
Chaetomium pannosum Wallr. (Flora Crypt. Germ., II, 1833, p. 267)
Chaetomium lageniforme Corda (Icones fung., I., 1837, p. 24, tab. 7, fig. 293A)
Chaetomium Fieberi Fuckel (non Corda) (Symb. mycol., 1869, p. 90)
Chaetomium graminicolum Fuckel (Fungi rhenan. VII, 1863, № 647)
Chaetomium graminis Rabenhorst (Botan. Zeitg., 34. Bd., 1851, p. 569)
Chaetomium Libertii Roumeguère et Patouillard (Revue mycol., V, 1883, p. 15, pl. 35, fig. 2)
Chaetomium velutinum Ellis et Everhart (Journ. Mycol., I, 1885, p. 90)
Chaetomium glabrescens Ellis et Everhart (Proc. Acad. Nat. Scienc. Philadelphia, 1893, p. 130)
Conoplea atra Persoon (Synops. fung., I, 1801, p. 235)

Im Botanischen Institut der Techn. Hochschule (Herbst 1934) auf Papier kultiviert, das mit Hirschkot aus Schlesien (Hofwiesenbaude zwischen Ludwigsthal und Gabel) beschmutzt war.

leg. Dr. Josef Weese.

Nach Saccardo (Mycologia Venetae spec., 1873, p. 91; Conspectus generum Pyrenomycetum Italicorum, 1875, p. 2) wäre der vorliegende Pilz als Chaetomium elatum (Tode em.) Saccardo (Tode, Fungi Mecklenburg., II., 1791, p. 15, tab. X, fig. 81 sub Sphaeria comata Tode) zu bezeichnen. Später nannte ihn Saccardo (Michelia I., 1878, p. 222; Sylloge fung. I, 1882, p. 221) Chaetomium comatum (Tode) Fries (Fries, Systema mycolog., III, 1829, p. 254 et Summa Vegetab. Scand., 1849, p. 405) und J. Schroeter (Die Pilze Schlesiens, 2. Hälfte, 1894, p. 283), J. B. Traverso (Flora Ital. Cryptog., Pars I, Vol. II, fasc. 3, 1907, p. 442) und W. Kirschstein (Kryptog.-Flora d. Mark Brandenburg, VII. Bd., 2. Heft, 1911, p. 173) schließen sich dieser Namensgebung an.

Nach der Beschreibung und den Abbildungen bei Tode ist es aber dem Herausgeber dieser Sammlung, wie er bereits in den Mitteil. d. Botan. Inst. d. Techn. Hochschule, X. Bd., 1933, p. 26 hervorhob, nicht über allem Zweifel erhaben, daß Tode unter seiner Sphaeria comata jenen Pilz meinte, den Kunze als Chaetomium elatum beschrieb und von dem der Herausgeber ein Originalexemplar untersuchen konnte. Tode erwähnt nichts von einer Verzweigung der Haare seines Pilzes, die ja schon mit einer stärkeren Lupe festgestellt werden kann, und sei-

ne Abbildungen (l. c. Taf. X, fig. 81 b u. 81c) lassen auch nur einfache Haare erkennen.

Nach der Abbildung bei Tode wäre es auch durchaus nicht ausgeschlossen, daß vielleicht Chaetomium globosum Kunze (Mykol. Hefte I., 1817, p. 16, fig. 9a-d) derselbe Pilz sei, den Tode als Sphaeria comata beschrieb. Sporenabbildungen fehlen allerdings.

A. H. Chivers führt in seiner Monographie der Gattung Chaetomium (Memoirs of the Torrey Botan. Club, XIV, № 3, 1915, p. 181) Sphaeria comata Tode bloß als Synonym von Chaetomium elatum an, da von Chaetomium comatum (Tode) Fries keine Abbildung veröffentlicht wurde, was wohl nach den Nomenklaturregeln durchaus kein gerechtfertigter Grund sei, um die Priorität des Tode'schen Pilzes zu unterdrücken, wenn wirklich Sphaeria comata Tode und Chaetomium elatum Kunze derselbe Pilz wären. Die Abbildung von Sphaeria comata Tode scheint Chivers nicht gesehen zu haben.

Fries (Systema mycolog. III, 1829, p. 254) will Chaetomium comatum (Tode) Fries (Elenchus fungorum II, 1828, p. 107) von Chaetomium elatum Kunze unterschieden wissen. In Fries, Summa Vegetab. Scandin., 1849, p. 405 wird bei der Gattung Chaetomium Kunze Chaetomium comatum (Tode) als erste und Chaetomium elatum Kunze als zweite Art angeführt. Fries schreibt aber seiner Sphaeria comata Tode septierte, spindelförmige Sporen zu. Jedenfalls ist ohne Kenntnis eines Originalexemplars heute nicht sicher zu sagen, was Tode als Sphaeria comata bezeichnete.

Bezüglich Sphaeria comata De Candolle (Flore

franc., VI, 1815, p. 140) (non Tode!) vermutet Desmazières (Plant. cryptog. de France, V, 1827, № 237), daß dieser Pilz mit Chaetomium elatum Kunze identisch sei. Desmazières hält es aber auch für möglich, daß de Candolle zwei verschiedene Pyrenomyzeten in einer Beschreibung zusammengefaßt hat.

Nach Desmazières (Plantes cryptog. de France, fasc. II., 1853, № 86) ist Conoplea atra Persoon (Synops. fung., 1801, p. 235) nach Proben, die er von Persoon selbst erhielt, ein Chaetomium, u. zw. Chaetomium atrum Link (Spec. Plant. Ed. V, I., p. 46 in Not.), welche Art zu Chaetomium elatum gehört. Da für die Namensgebung bei den Schlauchpilzen nur die Askusform maßgebend ist, so kommt wohl der ältere Persoon'sche Artname für unseren Pilz nicht in Frage.

Nach Höhnel (Annal. mycol. XV, 1917, p. 379) soll Cephalotheca trabea Fuckel (Symbol. mycol., III. Nachtr. 1875, p. 17) ein altes Chaetomium elatum Kunze sein. Der Herausgeber vorliegender Sammlung konnte sich durch Nachuntersuchung eines im Herbarium des Botanischen Instituts der Technischen Hochschule befindlichen Originalexemplars, das seinerzeit auch Höhnel studiert hatte, von der Richtigkeit der Feststellungen Höhnels überzeugen. Übrigens ist nach der Originaldiagnose auch Fuckel die Ähnlichkeit seines Pilzes mit Chaetomium comatum nicht ganz entgangen.

713. POLYPORUS ADUSTUS (Willd.) Fries.
(Willdenow, Flora Berolinensis, 1787, p. 392 sub Boletus adustus Willd.; Fries, Systema mycolog., I, 1821,

p. 363 sub Polyporus)

Syn.: Boletus fuscoporus Planer (Index plant. Erfurt., 1788, p. 26)
Boletus suberosus Batsch (Elenchus fungor. lat. et germ., Continuatio II, 1789, p. 119)
Boletus pelleporus Bulliard (Herbier de la France, 1790, pl. 501, fig. 2)
Boletus carpineus Sowerby (Engl. Fungi, 1799, pl. 231)
Boletus adustus crispus Persoon (Observat. Myc., II., 1799, p. 8)
Boletus concentricus Schumacher (Enum. Plant. Saellandiae, 1803, p. 387)
Polyporus crispus Fries (Observ. Myc., I., 1815, p. 127)
Poria argentea Ehrenberg (Silvae myc. Berolin., 1818, p. 17)
Polyporus pallescens Fries (Syst. Myc. I., 1821, p. 369)
Boletus isabellinus Schweiniz (Synops. Fung. Carol. sup., 1822, p. 96
Polyporus subcinereus Berkeley (Ann. and Magaz. Nat. Hist., 3. Bd., 1839, p. 391)
Myriadoporus adustus Peck (Bull. Torrey Bot. Club, 11. Bd., 1884, p. 27
Polyporus Burtii Peck (Bull. Torrey Club, 24. Bd., 1897, p. 146
Bjerkandera adusta (Willd.) Karsten (Medd. Soc. Fauna Fl. Fenn., V, 1879, p. 38)

Auf Laubholzstämmen bei Pressbaum im Wiener-Wald,

Nd.-Österreich 1902.

leg. Prof. Dr. Franz v. Höhnel.

714. MERULIUS EUROCEPHALUS
(Berk. et Br.) Petch.

(Berkeley and Broome, Fungi of Ceylon № 451, Journ. of the Linnean Society, XIV, 1873, p. 48 sub Polyporus [Merisma] eurocephalus Berk. et Broome; Petch T., Revision of Ceylon Fungi II; № 48, Annals of the Royal Botanic Gardens, Peradeniya, IV, 1910, p. 408-410 sub Merulius)

Syn.: Merulius similis Berk. et Br. (Fungi of Ceylon, № 536, Journ. Linn. Soc. XIV, 1873, p. 58)
Merulius similis Berk. et Br. f. pileata Bresadola (Annal. Myc., X, 1912, p. 508)
Merulius pseudolacrymans P. Hennings (Fungi Ind. orient. II, Hedwigia, 40. Bd. 1901, p. 328)

Auf Bambus-Stümpfen im Botanischen Garten von Buitenzorg auf Java, 1907-08.

leg. Prof. Dr. Franz v. Höhnel.
det. G. Bresadola.

Der Pilz ist von Petch ziemlich häufig in Peradeniya (Ceylon) festgestellt worden, u. zw. auf Bambus-Stümpfen, worauf ihn auch Höhnel in Buitenzorg fand. Der Pilz tritt aber nicht auf der lebenden Pflanze selbst auf.

Bresadola (Annal. mycol., X, 1912, p. 508) macht zu dem vorliegenden Pilz folgende Bemerkung: „Sporae

luteae, laeves, 4-5 = 3·5-4; basidia clavata, 45-50 = 7-8; hyphae contextus hymenii 1-2·5μ".

715. GANODERMA TRIVIALE Bresadola.
(Bresadola, Polyporaceae Javanicae. Annal. mycolog., X., № 5, 1912, p. 501; Saccardo, Sylloge fungor. XXIII, 1925, p. 401)
Originalexemplar!

An Baumstämmen im Botanischen Garten von Buitenzorg auf Java, 1907-08.

leg. Prof. Dr. Franz v. Höhnel.

Bresadola bemerkt zu diesem Pilz:
„Habitu triviali, ponderosum, videtur in Java valde commune; etiam in Herbario lugdunensi a Blume et Junghuhn lectum vidi, sed absque nomine".

716. PORONIA PUNCTATA (L.) Fries.
(Linné, Flora Suec., Edit. II., 1755, p. 458 sub Peziza; Fries, Summa Veget. Scand., 1849, p. 382 sub Poronia)

Syn.: Sphaeria nivea Haller (Historia stirpium indig. Helvetiae inchoata, III., 1768, p. 121
Sphaeria truncata Bolton (Fungi Halifax., III, 1789, tab. 127)
Sphaeria punctata Sow. (Engl. Fungi, I, 1797, Taf. 54)
Poronia Gleditschii Willdenow (Flora Berolin. Prodr., 1787, p. 400)
Sphaeria Poronia Persoon (Synops. meth. fung., 1801, p. 15)

Poronia fimetaria Pers. (Champ. comest. 1818, p. 154)

Auf Pferdekot bei Borgholm (Oeland), Schweden. Juli 1928.

leg. A. G. Eliasson.
comm. Dr. Franz Petrak.

717. GANODERMA TESTACEUM (Lév.) Pat. (Léveillé, in Annal. scienc. nat. 3. sér., V, 1846, p. 126 sub Polyporus; Patouillard in Bull. Soc. mycol. de France, V., 1889, p. 67 sub Ganoderma)

Auf Baumstämmen im Botanischen Garten in Tjibodas auf Java. 1908.

leg. Prof. Dr. Franz v. Höhnel.

Bresadola (Annal. mycologici, X, 1912, p. 501) bemerkt zu diesem Pilz (№ 119 der Höhnel'schen Aufsammlung von javanischen Polyporeen):
„Sporae obovatae, demum truncatae, laeves, luteae, 8-9·5 = 6μ; hyphae hymenii 1·5-4·5, pilei 1·5-6μ".

718. CURREYELLA REHMII (Schnabl) Lindau. (Schnabl in Berichte bayr. botan. Gesellschaft, II, 1892, p. 66 sub Curreya Rehmii Schnabl; Lindau in Engler-Prantl, Natürl. Pflanzenfamilien I, 1897, p. 379 sub Curreyella)

Syn.: Curreyella Rehmii (Schnabl) A. L. Smith (Transact. Brit. Mycolog. Society, vol. III, 1908, p. 43)

Auf Zweigen von Ribes rubrum in einem Garten von

Mährisch-Weißkirchen, Czecho-Slovakei, April 1934.
leg. Dr. Franz Petrak.

Der vorliegende Pilz ist die Grundart der Gattung Curreyella (Sacc.) Lindau. Er dürfte ziemlich selten sein.

719. FOMES PECTINATUS (Klotzsch) Cooke.
(Klotzsch, Fungi exotici; Linnaea, VIII, 1833, p. 485 sub Polyporus pectinatus; Cooke in Grevillea XIV, 1885, p. 20 sub Fomes)

Syn : Polyporus sideroides Léveillé (Annal. scienc. nat. 3. sér., II, 1844, p. 182)
Polyporus Haskarlii Léveillé (l. c. p. 190)
Polyporus Korthalsii Léveillé (l. c., p. 190)
Polyporus pullus Berkeley et Montagne (in Berkeley, Dec. fungor., 1844, № 13)
Pyropolyporus subextensus Murrill (Bull. Torrey Bot. Club, XXXV., 1908 p. 413)

Auf Baumstämmen im Botanischen Garten in Tjibodas auf Java, 1908.
leg. Prof. Dr. Franz v. Höhnel.

Die hier gegebene Liste der Synonyme geht auf die Angaben von Overeem - de Haas (Bull. Jard. Botan. Buitenzorg, 3. sér., vol. 4, fasc. I, 1922, p. 63) zurück.

Bresadola, der die vorliegende Aufsammlung (№ 68 der Höhnel'schen javanischen Polyporaceen) studierte, hält aber Fomes pectinatus (Kl.) Cooke und Fomes Korthalsii Lév. auseinander. Nach Bresadola wäre unser Pilz als Fomes Korthalsii Lév., zu bezeichnen. Über die

Synonymie dieses Pilzes macht genannter Mykologe in Hedwigia, 51. Bd., 1912, p. 312 einige Angaben.

720. ASCOPHANUS CARNEUS (Pers.) Boud.
(Persoon, Synops. meth. fung., 1801, p. 676 sub Ascobolus carneus Pers. (errore „carnea"); Boudier, Mémoire sur les Ascobolées, 1869, p. 60, pl. 12, fig. 38 sub Ascophanus carneus Boud.)

Syn.: Ascobolus saccharinus Berkeley et Curtis (Berkeley, Outl. Brit. fungol., 1860, p. 374)
Ascophanus saccharinus Boud. (Annales scienc. nat., 5. sér., X, 1869, p. 251)
Ascophanus humosoides Peck (Rep. New York State Mus., 1879, 32. Bd., p. 46 sub Peziza; Bull. New York State Mus., II, 1887, p. 22)
Pyronema carneum Schroet. (Kryptogfl. Schlesien, Band III, 2. Hälfte, 1893, p. 34)
Ascophanus carneus difformis Clements (Bot. Surv. Nebr. V, 1901, p. 22)

Auf Wildkot und auf faulenden Pflanzenteilen im Schwarzwald bei Freudenthal, Schlesien, September 1934.
leg. Dr. Josef Weese.

Die Frage, ob mit vorliegendem Pilz auch Ascophanus testaceus (Mougeot) Phill. (Mougeot in Fries, Elenchus fungor. II, 1828, p. 11 sub Peziza testacea Moug.; Philipps, Brit. Discomyc., 1887, p. 310 sub Ascophanus) = Humaria testacea Schroet. (Kryptogfl. Schles., III. Bd., 2. Hälfte, 1893, p. 36) = Humarina testacea (Moug.)

Seaver (The North American Cup-Fungi, 1928, p. 125) zusammenfalle, ist noch immer nicht endgültig entschieden.

721. SARCOSCYPHA POLYTRICHI (Schum.) Höhnel.

(Schumacher, Plant. Saell., 1803, p. 423 sub Peziza Polytrichi; Höhnel, Mykol. Fragm., № 165 in Annal. mycol., 15. Bd., № 5, 1917, p. 353, 354 sub Sarcoscypha)

Am Boden zwischen Moos unter der Schäferei im Altvatergebirge, Schlesien, August 1916.

leg. Dr. Josef Weese.
det. Prof. Dr. Franz von Höhnel.

Der vorliegende Pilz ist mit dem identisch, den Rehm (in Rabenhorst, Kryptog.-Fl., 2. Aufl., I. Bd., 3. Abt., 1887-1896, p. 960) als Humaria rutilans (Fries) Sacc. beschreibt. Boudier (Hist. Class. Discom. Europ., 1907, p. 50) stellte den Pilz zu Peziza Dill.-Boud. und Höhnel (l. c.) reihte ihn dann in die Gattung Sarcoscypha ein. Er gehört nach Höhnel's Untersuchungen zu den faserig aufgebauten Eupezizeen.

722. GANODERMA LACCATUM Patouillard.

(Annal. Bot. Buitenzorg, 1897, p. 114 [absque diagnosi] vix Pers.)

Syn.: Polyporus laccatus Zollinger (Plant. Jav., № 2087) non Pers.
Polyporus lucidus Zollinger (Plant. Jav., № 27. X. 6)
Ganoderma Zollingeri Bresadola n. sp. (in

Herb. Höhnel)

Auf Bambus im Botanischen Garten zu Buitenzorg auf Java, 1907-08.

leg. Prof. Dr. Franz v. Höhnel.

723. TAPHRINA CRATAEGI (Fuck.) Sadebeck.

(Fuckel, Symbol. myc., II. Nachtr., 1873. p. 49 sub Exoascus bullatus (Berk. et Broome) β Crataegi Fuck., Sadebeck, Krit. Unters. über die durch Taphrina-Arten hervorgebr. Baumkrankh., Jahrb. d. Hamburger wissenschaftl. Anstalten VIII, 1891, p. 21 des Sep. Abdruckes) sub Exoascus crataegi Sadebeck.

Syn.: Exoascus crataegi Sadebeck (Die parasitischen Exoasceen 1893, p. 54)

Auf Blättern und Blüten von Crataegus oxyacantha, Bornholm in Schweden, Juni 1928.

leg. A. G. Eliasson.

724. POLYPORUS IGNIARIUS (Linné) Fries f. RESUPINATA.

(Linné, Spec. plant., 1753, p. 1176 sub Boletus igniarius L. Fries, Syst. myc. I, 1823, p. 375 sub Polyporus)

Syn.: Polyporus nigricans Fries (l. c., p. 375)
Phellinus igniarius Quélet (Enrich. fung., 1886, p. 172)
Pyropolyporus igniarius (L.) Murill (Bull. Torrey Bot. Club, 30. Bd., 1903, p. 110)

An Stämmen von Corylus avellana im Wurzbachtal im Wiener-Wald, Nieder-Österreich, Mai 1906.

leg. Prof. Dr. Franz v. Höhnel.

725. XYLARIA GIGANTEA
(Zipp. apud Lév.) Fries.

(Léveillé, Champignons exotiques, № 225. Annal. scienc. nat., sér. III., vol. III., 1845, p. 300 [p. 41] sub Sphaeria (cordyceps) gigantea Zippelius [herb. Ludg. Batav.]; Fries, Nov. Symb., 1851, p. 127 sub Xylaria)

Auf morschen Stämmen im Urwald von Tjibodas auf Java, Februar 1908.

leg. Prof. Dr. Fr. v. Höhnel.

Der vorliegende Pilz könnte auch Xylaria tabacina (Kickx) Berkeley (Kickx, Bull. Acad. Bruxell., VIII, 1841, p. 11 sub Hypoxylon tabacinum Kickx; Berkeley, Decades of Fungi, no. 482 sub Xylaria) genannt werden, da diese Art nach Bresadola (Annal. mycolog., V, 1907, p. 241) nur eine etwas größere Form von Xylaria gigantea (Zipp.) Fr. darstellen soll. Die Fruchtkörper einzelner Exemplare unseres Pilzes erreichen nämlich zuweilen eine Länge von 17 cm, während Léveillé für Sphaeria (cordyceps) gigantea Zippelius nur eine Länge bis zu 8-9 cm angibt.

Léveillé will allerdings Xylaria tabacina und Xylaria gigantea trotz ihrer Ähnlichkeit durch die Form ihrer Fruchtkörper auseinander gehalten wissen. Die zweite Art soll zylindrische, die erste Art aber zusammengedrückte, zungenförmige, auf einem kurzen Stiel aufsitzende Fruchtkörper aufweisen. Beide werden aber mit dem Alter hohl.

Theiszen („Xylariaceae austro-brasilienses“ in Denkschrift d. math.-naturw. Kl. d. Akad. d. Wissensch., Wien, 83. Bd., 1909, p. 63 [p. 17 d. Sep.-Abdr.]) nennt den vorliegenden Pilz Xylaria involuta Kl. (Telfairi [Berk.]

Sacc.) und führt außer Xylaria tabacina und Xylaria gigantea noch Xylaria Wrightii Berkeley et Curtis (Fungi Cubenses, № 787 in Journ. Linnean Soc. London, X, 1869, p. 380), Xylaria Portoricensis Klotzsch (Fungi Portoricenses, № 6 in Linnaea, 25. Bd., 1852, p. 364) und Xylaria Gomphus Fries (Elenchus fung., II, 1828, p. 54 sub Sphaeria [Cordyceps] Gomphus; Nov. Symb., 1851, p. 54 sub Xylaria) als Synonyme an.

Hiezu ist zu bemerken, daß Sphaeria involuta Klotzsch [bez. Xylaria involuta (Kl.) Sacc.] zwar in der Literatur öfter angeführt wird (z. B. bei Currey [Synopsis of the fructification of compound Sphaeriae in Transact. Linn. Soc., vol. XXII, 1858, p. 263, tab. 44, fig. 8]), daß aber eine Diagnose eines derartigen Pilzes nicht rechtmäßig veröffentlicht wurde, sondern daß durch Berkeley seinerzeit lediglich mitgeteilt wurde, daß ein Pilz, den er als Sphaeria Telfairii Berkeley (Exotic fungi, Annal. of Nat. Hist., III, 1839, p. 397) beschrieb, von Klotzsch als Sphaeria involuta n. sp. bezeichnet war.

Da aber Berkeley den vorher nicht publizierten Klotzsch'schen Namen nicht annahm, so gilt nur der Berkeley'sche Namen Xylaria Telfairii (1839).

Wenn nun die Synonymie-Liste von Bresadola und Theißen wirklich zu Recht besteht, was wohl noch etwas zu überprüfen wäre, so wären alle hieher gehörigen Formen als Xylaria Gomphus Fries (1828) zu bezeichnen.

— — o — —

Namenverzeichnis
zu F. v. Höhnel, „Mykologische Beiträge"
1.-7. Mitteilung

Herausgegeben von J. Weese, Wien.

Mitteilungen aus dem Botanischen Institut der Technischen Hochschule in Wien
1930-1932.

Titel der Einzelabhandlungen.

1. Mitteilung. 7. Bd., 1930, p. 41-64

1. Über die Gattungen Dematium, Conoplea, Sporodum, Chaetopsis und Mesobotrys. p. 41
2. Über die angeblichen Phyllachora-Arten auf Blättern von Doldengewächsen. p. 45
3. Über einige Arten der Gattung Pilidium Kunze non Sacc. p. 50
4. Über Polythrincium Trifolii Kunze. p. 52
5. Über Dothiorella irregularis Diedicke. p. 54
6. Über Phragmotrichum Chailletii Kunze. p. 56
7. Über Tureenia juncoidea Hall. p. 58
8. Über Phoma vicinum Desm. p. 58
9. Über Hendersonia collapsa Cke. et Ellis. p. 59
10. Über Myxosporium tulipiferae Diedicke. p. 60

11. Über Phoma millepunctatum Desm. p. 60
12. Über Melampsora punctiformis Mont. in litt. p. 61
13. Über Asteroma incomptum Rob. in Herb. p. 62
14. Über Hymenula callorioides Saccardo. p. 63
15. Über Melanospora marchica Lindau. p. 63
16. Asterina Hederae Desm. p. 64

2. Mitteilung. 7. Bd., 1930, p. 83-96
17. Über einige Patellariaceen. p. 83
18. Über die Carlia-Arten auf den Stengeln der Doldengewächse. p. 86
19. Über Asterina Aesculi Desm. p. 90
20. Über Phoma siliquastrum Desm. p. 91
21. Über Hypocrea tuberculata Pat. p. 91
22. Über Phyllachorella Micheliae Syd. p. 94
23. Über Gibberidea turfosa Sydow. p. 95

3. Mitteilung. 8. Bd., 1931, p. 1-28
24. Über Melanomma Rhododendri Rehm. p. 1
25. Über Hyponectria (Cryptonectriopsis) biparasitica Höhnel. p. 3
26. Dasypezis Corni-maris Höhnel n. sp. p. 4
27. Über Perisporium Arundinis Desm. p. 5
28. Über Acanthoderma Memecyli Syd. p. 6
29. Über Septoria Weissii Allescher. p. 7
30. Über Haplographium finitimum (Preuss) Sacc. f. fructicola Höhnel. p. 8
31. Über Myxosporium tumescens B., R. et S. p. 9
32. Über Volutella, Psilonia, Chaetostroma und Medusula. p. 11

33. Über Phyllosticta Quercus Ilicis Sacc. p. 17
34. Über Libertella faginea Desm. p. 18
35. Über die Nebenfrucht von Cryptospora corylina (Tul.) p. 19
36. Über Phoma hysterella Sacc. p. 20
37. Gloeosporidium anomalum Höhnel n. sp. p. 22
38. Diplopeltis graminella Höhnel n. sp. p. 23
39. Stilbum tomentosum Schrad. und die Gattungen Tilachlidium Pr. u. Ciliciopodium Cda. p. 25

4. Mitteilung. 8. Bd., 1931, p. 33-40
40. Über Sphaeria Rhodorae Cooke. p. 33
41. Über Phyllosticta ilicicola C. et E. und Physalospora Ilicis (Schl.) Sacc. p. 35
42. Über Asteroma Fraxini De Candolle. p. 38

5. Mitteilung. 8. Bd., 1931, p. 81-97
43. Karschia indica Höhnel n. sp. p. 81
44. Nummularia insculpta Höhnel n. sp. p. 83
45. Über Pestalozzina Soraueriana Sacc. p. 84
46. Über Spicularia Icterus Fuckel. p. 85
47. Über Dothidea Fries. p. 86
48. Über Sphaeria Mougeotii Fries und Zythia pinastri Karsten. p. 88
49. Über Diplozythia scolecospora Bubák. p. 90
50. Über Microcera coccophila Desm. p. 92

6. Mitteilung. 9. Bd., 1932, p. 1-11
51. Sphaerognomonia ? javensis Höhn. n. sp. p. 1

52. Zur Unterscheidung von Phyllachora Nke. und Physosporella Höhnel. p. 2
53. Phaeodothiopsis bambusella Höhn. n. sp. p. 5
54. Phyllachora reducta Höhnel n. sp. p. 6
55. Gnomonia Scitaminearum Höhn. n. sp. p. 7
56. Teichosporella crebriseptata Höhn. n. sp. p. 8
57. Phragmocauma Bambusae Höhnel. p. 9
58. Dothidasteromella Pandani Höhnel n. sp. p. 9

7. Mitteilung. 9. Bd., 1932, p. 42-46
59. Über die Nebenfruchtform von Valsaria. p. 42
60. Über Volutella Buxi (DC.) Berk. p. 44

— — o — —

Namenverzeichnis.

Die angegebenen Ziffern bedeuten die Nummern der Einzelabhandlungen.

Acanthoderma Memecyli Syd. 28
Aegerita setosa Grev. 32
Agyrina Sacc. 17
Amerosporiella Höhn. 32
— tristis Höhn. 32
Amerosporium Speg. 32
— vagans Höhn. 32
Arnaudiella Petrak 38
— caronae (Pass.) Petr. 38
Arthrinium bicorne Rostr. 7
Ascospora Fr. 22
— Aegopodii (Pers.) Fr. 2
Asterina Aesculi Desm. 19
— Hederae Desm. 16
Asteroma Fraxini De Candolle 42
— incomptum Rob. 13
Asteromella Pass. et Th. 2, 18, 22
Asterostomella Speg. 38
Atractium pallens Nees 50
Aulographum Pandani Cke. 58

Bactropycnis Höhn. 22
Biatorella de Not. 17

Biatorella geophana (Nyl.) R. 17
— resinae (Fr.) 17
Botrytis Mich. 46
— cinerea Pers. 46

Calloria ? rubella Fuck. 14
Carlia Rabenh.-Bon.-Höhn. 2, 4, 18, 20, 22, 24, 42
— Aesculi (Desm.) Höhn. 19
— Anethi (Pers.) Höhn. 18
— Angelicae Höhn. 2
— dolichospora (Sacc. et Fautr.) Höhn. 18
— Ferulae (Maffei) Höhn. 18
— foeniculi (Speg.) Höhn. 18
— Fraxini (Nssl.) Höhn. 42
— Heraclei (Fr.) Höhn. 2
— leptasca (Auersw.) Höhn. 18
— Morthieri (Fuck.) Höhn. 2
— Podagrariae (Roth) Höhn. 2
— sagedioides (Wint.) Höhn. 18
— sciadophila (Pass.) Höhn. 18
— Tulasnei (Jancz.) Höhn. 18
Cercospora Fres. 18, 42
— Fraxini (DC.) Sacc. 2, 42
Cercosporella Weissii (All.) Höhn. 29
Ceuthospora Grev. 31
— phacidioides Grev. 41
Chaetodochium Höhn. 32, 60
— Buxi (DC.) Höhn. 60
— Rusci (Desm.) Höhn. 60
Chaetopsella Höhn. 1

Chaetopsella grisea (Ehrenberg) Höhn. 1
Chaetopsis Grev. 1
— fusca Corda 1
— grisea (Ehrb.) Sacc. 1
— macroclada Sacc. 1
— Wauchii Grev. 1
Chaetostroma Corda 32
— atrum Sacc. 32
— Buxi Cda. var. Rusci Desm. 60
— Carmichelii Cda. 32
— Cyperacearum Cesati 32
— Festucae (Lib.) Höhn. 32
— isabellina Cda. 32
— pedicellatum Preuss 32
— riparium Höhn. 32
— setosa (Grev.) Höhn. 32
Chloridium griseum Ehrb. 1
Ciliciopodium Cda. 32, 39
— violaceum Corda 39
Circinotrichum Nees 32
Cladosporium herbarum (Pers.) Link 18
Clavularia Karst. 39
— fusispora Karst. 39
— mycogena Karst. 39
Coccomyces de Not. 3
Comesia (Comesiella) fusca (Crouan) Sacc. 17
Coniothyrium insitivum Sacc. 59
Conoplea Pers. 1
— cinerea Mich. 1
— hispidula Pers. 1

Conoplea olivacea Fr. 1
Corallomyces aurantiicola (B. et Br.) Höhn. 50
— brachysporus Penz. et Sacc. 50
— Jatrophae Möller 50
— laeticolor (B. et C.) Höhn. 50
Cryptonectriopsis Höhn. 25
— biparasitica Höhn. 25
Cryptospora corylina (Tul.) 35
— suffusa (Fr.) Tul. 35
Cucurbitaria pityophila (K. et S.) de Not. 6
— Rhododendri Niessl 24
Cylindrosporium Sacc. 2
— Sacc. p. p. (non Grev.) 42
— Fraxini Ell. et Kell. 2
Cytispora carnea Ellis et Everh. 5
— castanea Sacc. 5
Cytosporella insitiva Peglion 59
— rubricosa Trav. 59

Dasypezis Corni-maris Höhn. 26
Dematium Pers.-Fr. 1
— episphaericum Alb. et Schw. 1
— graminum Pers. 1
— griseum (Ehrb.) Pers. 1
— sphaericum Pers. 1
— virescens Pers. 1
Dendrodochium affine Sacc. 32
— rubellum Sacc. 10
Dendrostilbella Höhn. 39
— fimetaria (Pers.) Höhn. 39

Dendrostilbella tomentosa (Schrad.) Höhn. 39
Diaporthe castanea (Tul.) 5
— circumscripta Otth 8
— Crataegi Nitschke 31
— crustosa Sacc. et R. 41
— farinosa Peck 5
— galericulata (Tul.) Sacc. 5
Dicyma 32
Didymosphaeria fusispora Penz. et Sacc. 53
Diplodia ilicicola Desm. 41
Diplopeltis graminella Höhn. 38
— Spartii Pass. 38
Diplosporium Bon. 49
Diplozythia Bub. 49
— scolecospora Bubák 49
Discochora Höhn. 40, 41
— Ilicis (Schl.) Höhn. 41
— Rhodorae (Cke.) Höhn. 40
Discosphaerina Höhn. 41
Discula Quercus Ilicis (Sacc.) Höhn. 33
Disculina corylina Höhn. 35
— Neesii (Cda.) Höhn. 35
Dothidasteromella Pandani Höhn. 58
— sepulta (B. et C.) Höhn. 58
Dothidea Fries 47
— Angelicae Fr. 2
— Berberidis Whlnb. 47
— Fraxini Fr. 42
— Heraclei Fr. 2
— moriformis (Ach.) Fr. 47

Dothidea Podagrariae Fr. 2
— Puccinioides (DC.) 47
— ribesia (Pers.) 47
— Sambuci (Pers.) 47
Dothidella Speg. 47
Dothiorella irregularis Diedicke 5
Dothiorina discoidea (B. et Br.) Höhn. 32
Durella Tul. 17

Euvolutella Sacc. 39
Excipula Heraclei Rabenh. 2
— melanophaea Kze. 3
Exosporium Fraxini Nssl. 42

Fusarium acuminatum Ell. et Ev. emend. Wollenw. 50
— pallens (Nees) Link 50
Fusicladiella Höhn. 18
Fusicoccum castaneum Sacc. 5
— galericulatum Sacc. 5

Gibberidea turfosa Syd. 23
Gloeosporidium anomalum Höhn. 37
— hysterellum (Sacc.) Höhn. 36
— Taxi (Fr.) Höhn. 36
Gloeosporina Höhn. 37
Gloeosporium Cavarae (Montem.) S. et S. 36
— quercinum West. 37
— taxicolum All. 36
Gnomonia Scitaminearum Höhn. 55
Gnomoniella Sacc. 25

Guignardia V. et R. 22
— Bidwellii (Ell.) V. et R. 22

Haplographium finitimum (Preuss) Sacc. 30
— finitimum (Pr.) Sacc. f. fructicola Höhn. 30
Haplotheciella rubella (Nssl.) Höhn. 18
Helicosporangium parasiticum Karst. 15
Helotium hymeniophilum Karst. 17
Hendersonia collapsa Cke. et Ell. 9
Humaria coracina (Bres.) Höhn. 17
Hymenula callorioides Sacc. 14
Hypocenia obtusa B. et C. 9
Hypocrea tuberculata Pat. 21
Hyponectria biparasitica Höhn. 25
Hypoxylon coccineum Bull. 1
— purpureum Nke. 1

Karschia allothallina Rehm 43
— Elasticae Koorders 43
— impressa E. et Ev. 43
— indica Höhn. 43
— rimulincula Rehm 43
Kullhelmia moriformis (Ach.) Karst. 47

Lembosiodothis Dickiae (Rehm) Höhn. 58
Leotia fimetaria Pers. 39
Leptosphaeria Ericae (Fr.) Malbr. 23
— Kalmiae Peck 23
Leptostromella hysterioides (Fr.) Sacc. 3
Leptothyrium botryoides Sacc. 3

Leptothyrium macrothecium Fuck. 3
— medium Cke. 3
— medium Cke. var. castanicolum Cke. 3
— protuberans (Lév.) Sacc. 3
Libertella faginea Desm. 34
Linochora Höhn. 4
Lophium mytilinum (Pers.) 6

Macrophoma Taxi (Berk.) B. et V. 36
Malacostroma Höhn. 5
— carneum (Thüm.) Höhn. 5
— castaneum (Sacc.) Höhn. 5
— irregulare (Died.) Höhn. 5
Massaria lateritia Tul. 59
Mastigosporium album Riess 45
Medusula Corda (!) 32
— Tode 32
— labyrinthica Tode 32
Melampsora punctiformis Mont. in litt. 12
Melanconium Cavarae Montem. 36
Melanobasidium Maubl. 12
— Mali Maubl. 12
— punctiforme (Mont.) Höhn. 12
Melanomma pulvis pyrius (Pers.) Fuck. 23
— Rhododendri Rehm 24
Melanospora marchica Lindau 15
Melogramma rubro-notatum Berk. et Br 59
Menispora 32
Mesobotrys Sacc. 1
Microcera Desm 50

Microcera acuminata (Ell. et Ev. em. Wollenw.) Höhn. 50
— coccophila Desm. 50
— pallens (Nees) Höhn. 50
Microsticta Desm. 27
Mollisia pinicola Rehm 17
Monothecium graminis Lib. 45
Mycosphaerella Aegopodii Pot. 2
— Anethi (Pers.) Petrak 18
— Cruciferarum (Fr.) 20
— Fraxini (Nssl.) 42
— maculaeformis (Pers.) Schröt. 19
— maculiformis (Pers.) Schröt. var. hippocastani Jaap 19
— punctiformis (Pers.) Schröt. 19
Myrothecium Tode 32
Myxofusicoccum galericulatum Died. 5
Myxosporium carneum Thüm. 5
— tulipiferae Died. 10
— tumescens B., R. et S. 31

Naemospora ampelicida Engelm. 22
Nectria coccinea (Pers.) 48
— coccogena Speg. 50
— coccorum Speg. 50
— cucurbitula (Tode) Fr. 48, 49
— sinopica (Fr.) Tul. 48, 49
Neottisporella Höhn. 32
— melaloma (B. et Br.) Höhn. 32
Nummularia gracilenta Syd. 44
— insculpta Höhn. 44

Nummularia maculata Th. 44
— microplaca (B. et C.) 44
— punctato-brunnea Th. 44
— scutata B. et C. 44

Ophionectria scolecospora Bref. 48, 49

Papulospora aspergilliformis Eidam 15
— parasitica Harz 15
— sepedonioides Preuss 15
Passalora Fr. 4
— Fries et Mont. 18, 42
Patellea commutata (Fuck.) Sacc. 17
— pseudosanguinea Rehm 17
— sanguinea (Pers.) Rehm 17
— suecica (Starb.) Rehm 17
Patinella aterrima (Fuck.) Rehm 17
— coracina Bres. 17
— punctiformis Rehm 17
— sanguineo-atra Rehm 17
Patouillardiella Speg. 49
Penicillium radiatum Lindner 30
Peniophorina Höhn. 32
Periola hirsuta (Schum.) Fr. 32
Perisporium Arundinis Desm. 27
— vagans Desm. 27
Pestalozzina Soraueriana Sacc. 45
Phacidiella Potebnia 31
Phacidium Fr. 31
— Vaccini Fries 12

Phacidium verecundum 31
Phaeodothiopsis bambusella Höhn. 53
Phloeochora Höhn. 2, 42
Phloeospora Wallr. 2, 42
— Angelicae Höhn. 2
Phlyctidium Heraclei Wallr. 2
Phoma Anethi (Pers.) Sacc. 18
— hysterella Sacc. 36
— ilicicola (C. et E.) Sacc. f. Ilicis Aquifolii 41
— millepunctatum Desm. 11
— protuberans Lév. 3
— sambucina Sacc. 8
— secalina Jancz. 18
— siliquastrum Desm. 20
— vicina Died. (!) 8
— vicinum Desm. 8
Phomopsis Sacc.-Höhn. 5
— ramealis (Desm.) Höhn. 8
— tumescens (B., R. et S.) Höhn. 31
Phragmocauma Bambusae Höhn. 57
Phragmodothis Th. et S. 23, 24
— conspicua (Griff.) 24
— Rhododendri (Nssl.) Höhn. 23, 24
— turfosa (Syd.) Höhn. 23
Phragmotrichum Kunze 6
— Chailletii Kunze 6
Phyllachora Nitschke 41, 52, 54
— Aegopodii Fuck. 2
— Angelicae (Fr.) Fuck. 2
— Heraclei (Fr.) Fuck. 2

Phyllachora Morthieri Fuck. 2
— Podagrariae (Roth) Karst. 2
— reducta Höhn. 54
Phyllachorella Micheliae Syd. 22
Phyllosticta Aegopodii (Curr.) All. 2
— Angelicae Sacc. 2
— bacteriiformis (Pass.) 42
— bacteriosperma Pass. 42
— Heraclei E. et D. 2
— ilicicola C. et E. (!) 41
— ilicicola Pass. 33
— osteospora Sacc. 42
— osteospora Sacc. f. Fraxini 42
— Quercus Ilicis Sacc. 33
Phyllostictina Syd. 22, 41
— ilicicola (C. et E.) Höhn. 41
Physalospora Niessl 52, 54
— Clarae bonae Speg. 12
— Diedickei Jaap 41
— Ilicis (Schl.) Sacc. 40, 41
Physosporella Höhn. 52, 54
Piggotia Fraxini B. et C. 2, 42
Pilidium Kunze non Sacc. 3
— acerinum Kze. 3
— concavum (Desm.) Höhn. 3
— hysterioides (Fr.) Höhn. 3
— protuberans (Sacc.) Höhn. 3
Placosphaeria Lysimachiae Bres. 3
— Oenotherae Bres. 3
Plectophoma Höhn. 2, 22

Plenodomus ramealis (Desm.) Höhn 8
Plowrightia Sacc. 47
Polyactis Link 46
Polythrincium Trifolii Kunze 4
Propolidium Rehm 17
Pseudonectria Rousseliana (Mont.) 60
Psilonia Fr. 32
— Arundinis Desm. 32
— cylindrica (Pers.) Fr. 32
— discoidea Berk. et Br. 32
— Festucae Lib. 32
— gilva (Pers.) Fr. 32
— glauca (Link) Fr. 32
— maculiformis (Nees) Fr. 32
— nivea Fr. 32
— stipitata Lib. 32
Pucciniopsis Speg. 4
— ? Caricae (Speg.) Höhn. 4
Pyreniella Theiß. 52

Ramularia Unger 18
— Anthrisci Höhn. 29
Retinocyclus Fuck. 17
Rhabdospora Aegopodii Karst. 18
— Bresadolae All. 18
— Brunaudiana Sacc. 18
— caulogena Sacc. 18
— Cervariae Syd. 18
— Conii Lamb. et Fautr. 18
— Eryngii Syd. 18

Rhabdospora eupyrena Sacc. et Th. 18
— Heraclei Earle 18
— longior Karst. 18
— Nebula Sacc. 18
— Oudemansii P. Henn. 18
— Seseli Hollós 18
— Thysselini P. Henn. 18
— Umbelliferarum Earle 18
Rosenscheldia Speg. 23

Sarcopodium circinatum Ehrenb. 32
— foliicola Fuck. 32
Scleroderris Fr. 9
Sclerotium glauco-albidum Desm. 30
— succineum Rob. 14
Scoleconectria cylindrospora (Sollm.) 48
Septogloeum Sacc. 2, 42
Septoria Fr. 2, 22, 42
— Fraxini (Ell. et Kell.) Höhn. 2
— Fraxini Fr. 42
— graminis Desm. 18
— Morthieri Höhn. 2
— nebulosa Desm. 18
— Podagrariae Lasch 2
— Scandicis Rob. 18
— Weissii Allescher 29
Seynesia Sacc. 38
— Caronae Pass. 38
— pulchella B., R. et S. 38
Sphaerella Fr. 18, 22, 24

Sphaerella dolichospora Sacc. et Fautr. 18
— effigurata (Schw.) 2
— Ferulae Maffei 18
— foeniculi Speg. 18
— fraxinea Peck 2
— Fraxini Niessl 2
— fraxinicola (Schw.) 2
— leptasca Auersw. 18
— rubella Nssl. 18
— sagedioides Wint. 18
— sciadophila Pass. 18
— Tulasnei Jancz. 18
Sphaeria Aegopodii β Pers. 2
— anethi Pers. 18
— Ericae Fr. 23
— Mougeotii Fr. 48, 49
— philoprina B. et C. 41
— Podagrariae Roth 2
— Rhodorae Cooke 40
— Trifolii Pers. 4
Sphaerognomonia ? javensis Höhn. 51
Sphaeronaema Hederae Fuck. 48
Sphaeronaemella Mougeotii (Fr.) 48
Sphaerostilbe coccophila (Desm.) Tul. 50
Spicularia Fuck. 46
— Pers. (!) 46
— Icterus Fuck. 46
Sporodum Corda 1
— conopleoides Corda 1
Sporonema rameale Desm. 8

Stagonospora allantella Sacc. 35
— collapsa Cke. et Ell. 9
Steinia geophana (Nyl.) Stein 17
Stereocrea Schizostachyi Syd. 21
Stictochorella Höhn. 2, 4, 18, 22, 42
— Aegopodii (Curr.) Höhn. 2
— Angelicae (Sacc.) Höhn. 2
— Fraxini (Berk. et Cke.) Höhn. 2
— Heraclei (E. et D.) Höhn. 2
— secalina (Jancz.) Höhn. 18
Stilbella Lindau 39
Stilbum erythrocephalum Ditmar 39
— fimetarium (Pers.) B. et Br. 39
— tomentosum Schrad. 39
Stromaster Höhn. 21
— tuberculatus (Pat.) Höhn. 21
Systremma Theiß. et Syd. 47

Tapesia cruenta P. Henn. et Pl. 17
— sanguinea (Pers.) Fuck. 17
Teichosporella callimorpha Syd. 56
— cervariensis Berl. et Sacc. 56
— crebriseptata Höhn. 56
Thyridaria rubronotata (B. et Br.) Sacc. 59
Thysanopyxis Ces. 32, 39, 60
— ciliata (A. et S.) Höhn. 32
— pulchella Ces. 32
Tilachlidium Pr. 39
Tricholeconium roseum Cda. 32
Trochila Taxi Fr. 36

Tromera Mass. 17
Tuberculаria sarmentorum Fr. 48
Tureenia Hall. 7
— juncoidea Hall. 7

Valsaria de Not. 59
— insitiva (de Not.) 59
— rubricosa (Fr.) Sacc. 59
Volutella Sacc. (!) 39
— Tode 32, 39, 60
— Buxi (DC.) Berk. 32, 60
— ciliata (Alb. et Schw.) 32
— ciliata (A. et S.) Fr. forma minor D. Sacc. 32
— Festucae (Lib.) Sacc. 32
— florida Höhn. 32
— foliicola (Fuck.) Sacc. 32
— Jaapii Bres. 32
— javanica Höhn. 32
— melaloma B. et Br. 32
— nuda Tode 32
— pedicellata (Pr.) Sacc. 32
— pulchella (Ces.) 32
— Rusci Sacc. 60
— tristis Höhn. 32
— volvata Tode 32, 50, 60

Xylogramma Wallr. 17
Xyloma Taxi Fr. 36

Zythia Mougeotii (Fr.) Jacz. 48

Zythia pinastri Karst. 48, 49
Zythiostroma Höhn. 48, 49
— Mougeotii (Fries) Höhn. 48
— pinastri (Karst.) Höhnel 48, 49

— — o — —